

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**

⑫ 公開特許公報(A)

平2-31624

⑤ Int. Cl.³

A 01 H 4/00
A 01 C 1/00
C 12 N 5/04

識別記号

W

庁内整理番号

7804-2B
6838-2B

⑬ 公開 平成2年(1990)2月1日

8515-4B C 12 N 5/00

F

審査請求 有 請求項の数 1 (全7頁)

⑭ 発明の名称 人工種子の製造方法

⑮ 特 願 昭63-180355

⑯ 出 願 昭63(1988)7月21日

特許法第30条第1項適用 昭和63年1月29日 東北大学農学研究所発行の「東北大学農学研究報告第39巻第1号」に発表

⑰ 発 明 者	貝 守	昇	青森県八戸市柏崎6丁目12番3号
⑰ 発 明 者	高 橋	成 人	宮城県仙台市南光台南1丁目17番12号
⑰ 発 明 者	大 内	衛	宮城県仙台市将監6丁目5番5号
⑱ 出 願 人	貝 守	昇	青森県八戸市柏崎6丁目12番3号
⑱ 出 願 人	高 橋	成 人	宮城県仙台市南光台南1丁目17番12号
⑱ 出 願 人	東北電力株式会社		宮城県仙台市一番町3丁目7番1号
⑲ 代 理 人	弁理士 鈴江 武彦		外2名

明 細 書

1. 発明の名称

人工種子の製造方法

2. 特許請求の範囲

植物不定胚を用いて製造される人工種子において、前記不定胚を乾燥させて貯蔵することを特徴とする人工種子の製造方法。

3. 発明の詳細な説明

(産業上の利用分野)

この発明は、植物不定胚を用いて製造される人工種子に係り、特にその長期貯蔵を可能とする製造方法に関する。

(従来技術)

近年、植物組織培養を利用した植物の大量増殖法として、人工種子が注目されている。この人工種子とは、カルスより分化した不定胚あるいは胚様体をカプセルに包埋し、栄養物等を含有させてこれに繁殖体としての種子と同じ様な役割を人工的に与えたものである。そして、この人工種子が自然界の種子に比べて持つ利点は、胚様体を含む

ゲル中に弱毒ウィルスや農薬あるいは除草剤等を封入することにより、自然の種子にはない機能をも備えることができることである。

(発明が解決しようとする課題)

しかしながら、この人工種子に用いる不定胚は、受精により発生する種子の胚(受精胚)と形態や発育は同じであるが、種皮がないこと、初期生育のための貯蔵養分が少ないこと、成長力に差異があること、貯蔵性がよいこと等の点で異なっている。このため、人工種子を実用化するためには、

(1) 遺伝的変異が少なく成長力の高い、質・量ともに優れた不定胚を得ること、

(2) 自然の種子と同様に取り扱うことのできる包埋材料及び包埋方法を確立すること、

(3) 人工種子を長期間貯蔵する方法を確立すること、

のような大きな問題点を解決しなければならない。

従来技術では、得られた不定胚に栄養成分など水分の多い状態でカプセル化されていたのは、不定胚の植物体再生に必須と考えられていたためで

あり、長期間保存に耐えることができなかった。

この発明は、不定胚より植物体再生には障害となると考えられていた水分減少下すなわち乾燥状態に不定胚において、その乾燥不定胚より乾燥前と同様に植物体を再生することによって長期間貯蔵可能な人工種子の製造方法を提供することを目的とする。

(課題を解決するための手段・作用)

受精胚は、ある発育段階に達すると乾燥に耐えることが可能となり、さらに成熟した種子の胚は低温乾燥下で長期間貯蔵することが知られている。また、受精胚では水分含量が低下する前に abscisic acid (ABA) 含量が増大するという知見もある。

カルスから分化した不定胚は、受精胚とその由来は異なるし、また植物におけるような種子形成能をもたない。しかし、不定胚にも乾燥に耐えるような機能を持ち得れば長期間貯蔵に極めて好都合である。そこで、カルスより不定胚を形成させたあと、ABAの存在、不存在下乾燥し、長期間

200 μ g/l、ニコチン酸50 μ g/l、塩酸ピリドキシン50 μ g/l、ミオイノシトール10 μ g/l及び塩酸チアミン10 μ g/lを加えたMS培地、30 g/lの蔗糖及び9 g/lの寒天を加えたもの(以下MS基本培地という)である。

上記播種後、33日目に4~5 mmに切断した胚軸を、5×10⁻⁴ Mの2, 4-Dを含むMS基本培地上に置床し、27℃の暗所で培養してカルスを誘導する。そして、39日後に、2, 4-Dを含まないMS基本培地にカルスを移植し、27℃、約1000ルクスの下で不定胚を誘導する。この実験による培養は、全て上記の温度及び光条件下で行なっており、その結果、14~18日後に不定胚分化を確認することができた。なお、不定胚の確認は40倍の実体顕微鏡を用い、幼苗の確認は肉眼で行なっている。

ABA処理は、不定胚分化を確認後2週間目から3日間行なっている。ABA処理には、魚雷型不定胚10~15個体、幼苗2~3個体を確認されたカルス(約10 μ g)を用いている。そして、

貯蔵後の植物体再生を鋭意検討の結果、不定胚を乾燥しても十分長期間の貯蔵後植物体を再生できることを見出し、この発明に達した。

(実施例)

以下、この発明の実験例を述べる。なお、この実験で使用される材料としては、市販されている人參(品種名 スーパー大型五寸人參、渡辺種苗株式会社)を用いている。なお、人參の不定胚は、受精胚と同様に球状胚、ハート型胚及び魚雷型胚を経て形成される。

実験 1

不定胚形成カルスの乾燥後の植物体再生

(1) 実験方法

まず、1986年7月31日に、上記実験材料の種子を、70%エチルアルコールに1分間、2%次亜塩素酸ナトリウムに20分間浸漬して殺菌し、無菌水で6回洗浄して18×130 mmの試験管内の寒天培地(10 μ l)上に播種する。その後、上記種子を実験室内の直射日光の当たらない明所で育成させる。この寒天培地は、グリシン

小シャーレ(20×10 mm)に10×20 mmの濾紙(東洋濾紙2)を6枚重ね置き、10⁻⁴、10⁻³及び10⁻² MのABAを含むMS液体培地と、ABAを含まないMS液体培地とを1 ccずつ加え、その上にカルスを置床し処理している。

乾燥処理は、30 gの乾燥したシリカゲルを入れた腰高シャーレ(6×4.5 cm)を用いて行なっている。すなわち、このシャーレ内に、0.5 μ lのMS液体培地を含む濾紙(10×15 mm)4枚を重ね置いた小シャーレ(20×10 mm)を入れ、この濾紙上にカルスを置床し腰高シャーレをパラフィルムでシールして乾燥させる。処理開始12~16時間後にカルスの水分含量は、約4%の乾燥状態となった。乾燥後のシリカゲルの青色は、乾燥前とほとんど同じであった。そして、乾燥開始後2日目に、カルスを直接MS基本培地上に移し生存を観察する。

なお、上記実験は全て無菌条件下で行なっている。すなわち、液体培地あるいは寒天培地は、121℃で15分間オートクレーブで滅菌し、シ

リカゲルと腰高シャーレは、160℃で1時間乾燥し、滅菌を行なっている。

(2) 実験結果

乾燥カルスをMS基本培地上で培養してから35日目の結果を表1に示している。

ABA濃度 (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
供試カルス数	2	2	3	3
生存カルス数	0	0	3	1

表 1

表1から明らかなように、ABA 10^{-5} M区で3個の全てのカルスに、 10^{-4} M区で3個のカルス中1個から多数の植物体の再生が確認されている。第1図に示す写真は、ABA 10^{-5} Mで3日間培養後乾燥したカルスより再生している人参幼植物の、MS基本培地に置床後18日目の生育状況を示している。

なお、ABA 10^{-5} M及び 10^{-4} Mの両区で、乾燥前に肉眼で確認できるまでに生育していた幼苗は、乾燥により全て褐変し枯死した。また、

のシリカゲルを入れた乾燥用の腰高シャーレに入れて行なっている。この場合、乾燥状態（水分含量約4%）に達するまでに5～6日を要した。そして、この乾燥状態で6日間及び14日間保存した後、カルスを直接MS基本培地上に置床し生存を観察する。

(2) 実験結果

まず、不定胚形成カルスに、濾紙上でABA処理及び乾燥処理を行ない、6日間及び14日間乾燥貯蔵した後、MS基本培地に置床してから30日目の生存カルス数を、表2及び表3にそれぞれ示している。

乾燥貯蔵期間	6 日			
ABA濃度 (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
供試カルス数	10	10	10	7
生存カルス数	0	5	0	0

表 2

ABA 10^{-5} M処理区のカルスをMS培地に置床後、19日目に再生個体を他の試験管に移植し、その後その一部を14日目に他の試験管に移す操作を2回繰り返した結果、極めて多数（約8000個体）の再生個体を得られた。

実験 II

不定胚形成カルスの乾燥貯蔵と植物体再生

(1) 実験方法

2.4-Dを 5×10^{-6} M含むMS基本培地で継代培養してきたカルスをMS基本培地で一週間培養し、ついでABA処理を10日間行なった。この処理は、小シャーレ（ 20×10 mm）に 10×15 mmの濾紙6枚を重ね置き、これにABA 10^{-6} 、 10^{-5} 及び 10^{-4} Mを含むMS液体培地と、その対照としてABAを含まない培地とをそれぞれ1ccずつ加え、この濾紙上にカルスを置床して行なった。また、上記と同様の濃度のABAを含む寒天培地（寒天5g/lのMS培地）上でも、同じ実験を行なった。

乾燥は、蓋をしたままの小シャーレを、30g

乾燥貯蔵期間	14 日			
ABA濃度 (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
供試カルス数	10	10	10	10
生存カルス数	0	5	0	0

表 3

表2及び表3から明らかなように、貯蔵期間が6日間及び14日間の両区において、ABA濃度 10^{-6} M区で供試カルス数の50%から植物体の再生が認められた。ABA 10^{-5} 、 10^{-4} M及びその対照区でも、生存を示す白色のカルス組織が認められたが、これらの区からは再生誘導を開始して2ヶ月後でもカルスの増殖や植物体の再生は認められなかった。

第2図に示す写真は、濾紙上でABA処理し6日間乾燥貯蔵した後、MS基本培地に置床後25日目の生育状況を示している。なお、第2図において、図中左から、ABA 10^{-4} 、 10^{-5} 、 10^{-6} 及び0 M処理のカルスから植物体が生育している状況を示している。また、第3図に示す写

真は、濾紙上でABA処理し14日間乾燥貯蔵した後、MS基本培地に置床後22日目の生育状況を示している。なお、第3図において、図中左から、ABA 10^{-4} 、 10^{-5} 、 10^{-6} 及び0M処理のカルスから植物体が生育している状況を示しており、試験管上部に見える白い部分はカルの乾燥に用いた濾紙である。

次に、寒天上でABA処理及び乾燥処理を行ない6日間及び14日間乾燥貯蔵した後、MS基本培地に置床してから20日目の生存カルス数を、表4及び表5にそれぞれ示している。

乾燥貯蔵期間	6 日			
ABA濃度 (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
供試カルス数	10	10	10	10
生存カルス数	0	0	0	0

表 4

日で乾燥し、両処理区間ではほとんど差異が認められなかった。

実験 III

乾燥不定胚の植物体再生

(1) 実験方法

カルスをMS基本培地に移植して2～3週間後に実体顕微鏡(40倍)を用いて、0.5～1mm未満と1～2mm未満の魚雷型不定胚及び5～8mmの幼苗を分離し、実験Iと同様の方法で乾燥させる。ただし、この実験では、直径3.5mmの濾紙1枚を用いている。この場合、不定胚及び幼苗は、いずれも乾燥開始後約12時間で乾燥状態に達し、その1.5日後に20mlのMS基本培地を含むシャーレ(60×15mm)に直接濾紙とともに置床している。なお、この実験では、乾燥前にABA処理は行なっていない。

(2) 実験結果

魚雷型不定胚及び幼苗を乾燥した後の、MS基本培地に置床後2週間目の植物体再生数を表6に示している。

乾燥貯蔵期間	14 日			
ABA濃度 (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
供試カルス数	10	10	10	10
生存カルス数	1	0	0	0

表 5

表4及び表5から明らかなように、ABA無処理区の14日間乾燥貯蔵した区で、1つのカルのみが生存していた。第4図に示す写真は、寒天上でABA処理し14日間乾燥貯蔵した後、MS基本培地に置床後25日目の生育状況を示している。なお、第4図において、図中左から、ABA 0、 10^{-6} 、 10^{-5} 及び 10^{-4} M処理のカルスから植物体が生育している状況を示している。

このように、濾紙上で乾燥した場合には、寒天上で乾燥した場合よりも多くのカルスが生存している。前者ではABA 10^{-6} M処理区で10個の生存カルスが見られたが、後者ではABA無処理区で1個の生存カルスが存在しただけである。なお、濾紙及び寒天上のカルスは、両区とも5～6

不定胚(幼苗) の全長	0.5～1mm	1～2mm	5～8mm
供試不定胚数	40	20	16
再生不定胚数	14 [12]	[12]	[5]

表 6

ただし、()内は2週間後も白い状態で生育が認められない不定胚数を示し、[]内は子葉部分や根の先端が白色で生存しているが、他の部分が褐変している個体数を示している。

表6から明らかなように、0.5～1mm未満の不定胚では、MS基本培地に置床後生存していたものは、40個体中26個体(65%)あり、その中の14個体(供試個体の35%)が幼植物となった。すなわち、ABA処理を行なわず不定胚を単独で乾燥させても、不定胚は生存していることが確認される。第5図に示す写真は、0.5mm未満の魚雷型不定胚を乾燥し、MS基本培地に置床後2週間目の結果を示すもので、黒い部分が生育している個体であることを示している。なお、

残りの12個体は、5週間後でも白い状態であり生育は認められなかった。

一方、生育を始めた14個体は、さらに生育を続け、MS培地に置床後5週間(第5図の状態から3週間後)で、第6図に示す写真のような幼植物となった。また、1~2mm未満の不定胚は、20個体のうち12個体が白い状態であり、5週間後でも生育は認められなかった。さらに、幼苗は、子葉部分や根の先端が白色の状態であったが生育は認められなかった。

実験 IV

(1) 実験方法

黄白色の柔らかいカルスを、ABA0, 10^{-6} , 10^{-5} , 10^{-4} M含むMS基本培地で30日間培養し、シリカゲルを入れた腰高シャーレ内で乾燥させた(水分含量4%)。この場合、8~10時間で急速乾燥させたカルスと、30~36時間かけてゆっくりと乾燥させたカルスとを用意する。そして、乾燥時間の異なるカルスを、1, 4, 8週間乾燥貯蔵後、4つつ直接MS寒天培地に置

床し、生存を観察する。

(2) 実験結果

1, 4, 8週間乾燥貯蔵した後の植物体再生率を、表7, 8, 9にそれぞれ示している。

乾燥貯蔵期間 1週間									
ABA濃度(M)	乾燥時間 8~10時間				乾燥時間 30~36時間				
0	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-6}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-4}	±	±	±	±	+++	+++	+++	++	

表 7

乾燥貯蔵期間 4週間									
ABA濃度(M)	乾燥時間 8~10時間				乾燥時間 30~36時間				
0	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-6}	+++	+++	++	+	+++	+++	+++	+++	
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-4}	+++	+	+	+	+++	+++	++	+	

表 8

乾燥貯蔵期間 8週間									
ABA濃度(M)	乾燥時間 8~10時間				乾燥時間 30~36時間				
0	+++	+++	+	+	+++	+++	+++	+++	
10^{-6}	+++	+++	++	+	+++	+++	+++	+++	
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-4}	+++	+	+	+	+++	+++	+++	+	

表 9

ただし、+++は多くの苗木が再生されたことを示し、++は数個の苗木が再生されたことを示し、+は2~3の苗木が再生されたことを示し、±は白いままで苗木が再生されなかったことを示している。また、表7, 8はそれぞれ乾燥カルスをMS寒天培地に置床後27℃の状態では3週間後にふ化した生存数を示し、表9は乾燥カルスをMS寒天培地に置床後27℃の状態では2週間後にふ化した生存数を示している。

表7, 8, 9から明らかなように、30~36時間かけてゆっくり乾燥させたカルスからは、ABA処理にあまり関係なく多数の植物体の再生が確認され、人参の不定胚が長期間の乾燥貯蔵に耐え得ることがわかる。

実験 V

(1) 実験方法

黄白色の柔らかいカルスをABA0, 10^{-6} , 10^{-5} , 10^{-4} M含むMS寒天培地で2週間培養し、実験IVと同様にシリカゲルを入れた腰高シャーレ内で12時間乾燥させた。そして、1週間及

び10か月間乾燥貯蔵後、MS寒天培地に置床し、生存を観察する。

(2) 実験結果

1週間及び10か月間乾燥貯蔵した後の植物体生存数を、表10、11にそれぞれ示している。

乾燥貯蔵期間	1週間	
	供試カルス数	生存カルス数
0	30	26
10^{-6}	30	26
10^{-5}	30	30
10^{-4}	30	27

表 10

乾燥貯蔵期間	10か月				
	供試カルス数	生存カルス数			
		1週間	2週間	3週間	4週間
0	27	0	3	4	6
10^{-6}	30	0	5	6	8
10^{-5}	30	0	12	12	15
10^{-4}	3	0	8	10	10

表 11

なかった人工種子の長期間の貯蔵を可能とし得る極めて良好な人工種子の製造方法を提供することができる。

4. 図面の簡単な説明

第1図はABA 10^{-5} Mで3日間培養後乾燥させたカルスより再生している生物の形態を示す写真、第2図及び第3図はそれぞれ濾紙上でABA処理し6日間及び14日間乾燥貯蔵したカルスより再生している生物の形態を示す写真、第4図は寒天上でABA処理し14日間乾燥貯蔵したカルスより再生している生物の形態を示す写真、第5図及び第6図はそれぞれ魚雷型不定胚を乾燥させMS基本培地に置床後2週間目及び5週間目の生物の形態を示す写真である。

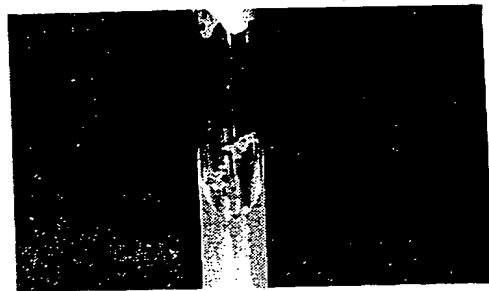
出願人代理人 井理士 鈴江武彦

表10は1週間乾燥貯蔵後のカルスをMS寒天培地に置床後27℃の状態に2週間後にふ化した生存カルス数を示し、表11は10か月間乾燥貯蔵後のカルスをMS寒天培地に置床後27℃の状態に1、2、3、4週間後にふ化した生存カルス数をそれぞれ示している。乾燥貯蔵期間が長いほど、ABA処理の効果があることが認められる。

以上の実験I～Vからわかるように、カルス中に存在する不定胚は十分乾燥に耐え得ることが示され、ABA処理を施すことにより少なくとも10か月は乾燥貯蔵できることが認められる。そして、この乾燥貯蔵は現在も継続中であり、乾燥カルス中の不定胚はかなり長期の乾燥貯蔵にも耐えられると考えられる。なお、不定胚をカルスから分離して乾燥した場合にも、胚の発達が0.5～1mm未満の魚雷型胚は、供試不定胚の35%が植物体を形成したことが確認されている。

(発明の効果)

したがって、以上詳述したようにこの発明によれば、不定胚を乾燥させることにより、従来で



第 1 図



第 2 図



第 3 図



第 5 図



第 4 図



第 6 図

19. Japanese Patent Office (JP)
12. Official Gazette of Patent Publication (A)
11. Patent Application Publication No. 1990-31624
43: Date of publication: February 1, 1990
-

51. International Classification	Code	Internal Classification Number
A 01 H 4/00		7804-2B
A 01 C 1/00	W	6838-2B
C 12 N 5/04		8515-4B
C 12 N 5/00	F	

Request for Examination: Requested Number of claims: 1 (total 7 pages)

54. Title of Invention: Method of Manufacturing Synthetic Seeds
21. Application Number: 1988-180355
22. Filing Date: July 21, 1988
Article 30.1 of Japanese Patent Act applicable: Published on January 29, 1988, by Tohoku University Agricultural Research Institute in "Tohoku University Agricultural Research Paper; Vol. 39, No. 1"
72. Inventor: Noboru Kaimori
No. 12-3, 6-chome, Kashiwazaki, Hachinohe City, Aomori Prefecture
72. Inventor: Shigeto Takahashi
No. 17-12, 1-chome, Nankodai Minami, Sendai City, Miyagi Prefecture
72. Inventor: Mamoru Ouchi
No. 5-5, 6-chome, Shouran, Sendai City, Miyagi Prefecture
71. Applicant: Noboru Kaimori
No. 12-3, 6-chome, Kashiwazaki, Hachinohe City, Aomori Prefecture
71. Inventor: Shigeto Takahashi
No. 17-12, 1-chome, Nankodai Minami, Sendai City, Miyagi Prefecture
71. Inventor: Tohoku Electric Power Corporation
No. 7-1, 3-chome, Ichiban-cho, Sendai City, Miyagi Prefecture
74. Attorney: Takehiko Suzue, patent attorney (and two others)

SPECIFICATION

1. TITLE OF INVENTION

Method of Manufacturing Synthetic Seeds

2. SCOPE OF CLAIM

In synthetic seeds manufactured by using plant adventitious embryos, a method of manufacturing synthetic seeds characterized by that the said adventitious embryos are dried and stored.

3. DETAILED DESCRIPTION OF INVENTION

[Field of industrial application] The present invention is relative to the synthetic seeds manufactured by using plant adventitious embryos, and, in particular, to the method of manufacturing the said seeds that enables their long-term storage.

[Conventional art]

In recent years, synthetic seeds have been drawing much attention as a plant mass-reproduction method using plant tissue cultures. The synthetic seeds comprise adventitious embryos or embryoid bodies differentiated from the callus and embedded in capsules with nutrients and other substances, whereby artificially making these synthetic seeds act as reproductive bodies. An advantage possessed by synthetic seeds over natural seeds is that weakened viruses, fertilizers or pesticides may be sealed into the gel containing embryoid bodies to give the seeds such functions that are not found in natural seeds.

[Problems to be resolved by the present invention]

Although adventitious embryos used for synthetic seeds have the same shape and grow in the same way as embryos developed by fertilization (fertilized embryos), they differ from the latter in that they have no seed coat, little nutrients stored for initial growth, different growth power, and a better storability. Therefore, the following major problems have to be resolved in order to put them to practical use:

- (1) Obtain high-quality adventitious embryos in large numbers having little idiovariation and high growth power;

- (2) Find embedding materials and methods which will allow the same handling as that for natural seeds; and
- (3) Establish a method of long-term storage for synthetic seeds.

In conventional art, adventitious embryos are capsulized with nutrients and the like in an environment with high water content because this is deemed essential to adventitious embryos for the reproduction of plant bodies. However, these adventitious embryos cannot be stored for a long period of time.

The purpose of the present invention is to provide a method of manufacturing synthetic seeds that allows a long-term storage of these seeds by reducing the water content of adventitious embryos and putting them in a dry state, which has been considered a hindrance to the reproduction of plant bodies, and by reproducing plant bodies from the dried adventitious embryos in the same manner as from the non-dried embryos.

[Means to resolve the problem]

It is known that fertile embryos can withstand drying once they reach a certain stage of their growth and that the embryos of mature seeds can be dried and stored at a low temperature for a long period of time. It is also thought that the abscisic acid (ABA) content of fertile embryos increases before the water content drops.

Adventitious embryos that have differentiated from the callus differ from fertile embryos in their origin and do not have the ability to produce seeds as plants usually do. However, it would be extremely convenient for long-term storage if adventitious embryos were able to withstand drying. Thus, adventitious embryos formed from the callus were dried with and without the presence of ABA and, after a long period of storage, the reproduction of plant bodies was studied thoroughly. As a result of this study, it was discovered that, even after a long period of storage, the dried adventitious embryos could produce plant bodies. These findings have led us to the present invention.

[Embodiments]

The embodiments of the present invention are described below. The materials used in these experiments are commercially available carrots (name: Super Large 5-inch Carrots, by Watanabe Seeds and Seedlings Co., Ltd.). Adventitious embryos of carrots are formed through the stages of globular embryos, heat-shaped embryos, and torpedo-shaped embryos, as is the case with fertile embryos.

Experiment I:

Plant body reproduction from dried calluses with adventitious embryos

(1) Method of experiment

On July 31, 1986, the seeds of the above experiment material were soaked in 70% ethyl alcohol for 1 minute and 2% sodium hypochlorite for 20 minutes for sterilization. The seeds were then washed 6 times in aseptic water and disseminated on an agar medium (10 ml) in a test tube of 18 mm x 130 mm. These seeds were grown in a brightly-lit laboratory room devoid of direct sunlight. The above agar medium was comprised of an MS medium of 200 mg/l of glycine, 50 mg/l of nicotine acid, 50 mg/l of hydrochloric acid pyridoxin, 10 mg/l of myoinositol, and 10 mg/l of hydrochloric acid thiamin, added with 30 g/l of sucrose and 9 g/l of agar (hereinafter called "MS basal medium").

On the 33rd day from the above dissemination, embryonic axes cut to 4 to 5mm were placed on a MS basal medium containing 5×10^{-6} M of 2, 4 - D and cultured at a temperature of 27°C in the dark so that calluses might be induced. On the 39th day, the induced calluses were transplanted to a MS basal media which did not contain 2, 4 - D and put under approximately 1,000 luxes at 27°C to induce adventitious embryos. The culture in the present experiment was always conducted under the above temperature and light conditions. The differentiation of adventitious embryos was confirmed from 14 to 18 days thereafter. A 40-time stereoscopic microscope was used to confirm adventitious embryos, while the confirmation of young seedlings was done macroscopically.

The ABA treatment was conducted during 3 days 2 weeks after the confirmation of the differentiation of adventitious embryos. Calluses (about 10 mg) in which 10 to 15 bodies of torpedo-shaped adventitious embryos and 2 to 3 young seedlings had been confirmed were used for the ABA treatment. For this treatment, the calluses were placed on 6 paper filters of 10 mm x 20 mm (Toyo Filter 2) superposed in a small plate (20 mm x 10 mm) in which 1 cc each of liquid MS medium containing 10^{-6} , 10^{-5} , and 10^{-4} of ABA and one without ABA had been added.

Deep plates (6 cm x 4.5 cm) with 30 g of silica gel were used for drying. Small plates (20 mm x 10 mm) with 4 superposed paper filters (10 mm x 15 mm) containing 0.5 ml of liquid MS medium were placed in the high plates. The calluses were placed on these paper filters and the high plates were sealed with Para film for drying. In 12 to 16 hours from the beginning of the treatment, the water content of the callus was approximately 4%, indicating a dry state. The blue colour of the silica gel after drying was of almost the same colour as that before drying. The callus was transferred to and directly placed on a MS basal medium for observation 2 days after the beginning of the drying treatment.

The above experiment above was conducted entirely under aseptic conditions. The liquid medium and agar medium were autoclaved at 121°C for 15 minutes, while the silica gel and high plates were dry-heat sterilized at 160°C for 1 hour.

(2) Results of the experiment

Table 1 shows the results of 35 days of dried callus culture on a MS basal medium.

Table 1

ABA Concentration (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
Number of Sample Calluses	2	2	3	3
Number of Survivor Calluses	0	0	3	1

As is clearly demonstrated in Table 1, the reproduction of a large number of plant bodies was confirmed in all three calluses in the area 10^{-5} M and one callus out of three in the area 10^{-4} M. The photograph in Fig. 1 shows the state of growth on the 18th day from the date of placing the young carrot plants in the MS basal medium. These young carrot plants were reproduced from the calluses that had been cultured in ABA 10^{-5} M for 3 days and dried thereafter.

Young seedlings that could be confirmed macroscopically before the drying in both the areas ABA 10^{-5} M and 10^{-4} M all turned brown and died as a result of drying. The reproduced bodies in the area ABA 10^{-5} M were transplanted to another test tube on the 19th day from the date of planting the calluses in the MS medium. Subsequently, on the 14th day from the transplanting, part of the above bodies were transferred to another test tube. A large number of reproduced bodies (about 8,000 bodies) were obtained by repeating this process twice.

Experiment II:

Storage of dried calluses with adventitious embryos and reproduction of plant bodies

(1) Method of experiment

Calluses that had been subcultured in an MS basal medium containing 5×10^{-6} M of 2, 4-D were cultured in an MS basal medium for one week and then ABA treated for a period of 10 days. This was conducted by superposing 6 paper filters (10 mm x 15 mm) in a small plate (20 mm x 10 mm) and adding 1 cc each of liquid MS medium containing 10^{-6} , 10^{-5} , and 10^{-4} of ABA and a control medium without ABA. The calluses were placed on these paper filters. The same experiment was conducted using agar media (agar 5 g/l MS medium) having the same ABA concentrations as those of the above experiment.

Small, covered plates were placed in deep plates with 30 g of silica gel for drying. Five to 6 days were required in order to obtain a dry state (about 4% of water content). After storing dry calluses for 6 days and 14 days respectively, they were directly placed in a MS basal medium and observed.

(2) Results of the experiment

Adventitious embryo calluses were ABA treated and dried on paper filters. They were placed on MS basal media after being dry stored for 6 days and 14 days. Tables 2 and 3 below show the number of survivor calluses 30 days after the date of placing the stored calluses on MS basal media.

Table 2

Dry-storage Period	6 days			
ABA Concentration (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
Number of Sample Calluses	10	10	10	7
Number of Survivor Calluses	0	5	0	0

Table 3

Dry-storage Period	14 days			
ABA Concentration (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
Number of Sample Calluses	10	10	10	10
Number of Survivor Calluses	0	5	0	0

As is clearly shown in Tables 2 and 3, the reproduction of plant bodies was observed in 50% of the sample calluses in the area where the ABA concentration was 10^{-6} M for both the 6-day and 14-day storage periods. White callus tissues, which indicated life, were observed in both the 10^{-5} and 10^{-4} M of ABA concentration areas and the control area. However, neither callus multiplication nor plant body reproduction could be observed even 2 months after the beginning of the induction of reproduction.

The photograph in Fig. 2 shows the state of growth of plant bodies 25 days after the dried calluses were placed on MS basal media. These calluses were first treated with ABA on paper filters and dry-stored for 6 days. Fig. 2 shows, from left to right, the state of growth of plant bodies from the ABA 10^{-4} M-, 10^{-5} M-, 10^{-6} M-, and 0 M-treated calluses. The photograph in Fig. 3 shows the state of growth of plant bodies 22 days after the dried calluses were placed on MS basal media. These calluses were first treated with ABA on paper filters and dry-stored for 14 days. Fig. 3 shows, from left to right, the state of growth of plant bodies from the ABA 10^{-4} M-, 10^{-5} M-, 10^{-6} M-, and 0 M-treated calluses, while the white squares above the test tubes are the paper filters that were used to dry the calluses.

Separately, adventitious embryo calluses were ABA treated and dried on the agar. They were placed on MS basal media after being dry stored for 6 days and 14 days

respectively. Tables 4 and 5 below show the number of survivor calluses 20 days after the date of placing the stored calluses on MS basal media.

Table 4

Dry-storage Period	6 days			
ABA Concentration (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
Number of Sample Calluses	10	10	10	10
Number of Survivor Calluses	0	0	0	0

Table 5

Dry-storage Period	14 days			
ABA Concentration (M)	0	10^{-6}	10^{-5}	10^{-4}
Number of Sample Calluses	10	10	10	10
Number of Survivor Calluses	1	0	0	0

As is clearly shown in Tables 4 and 5, after 14 days only 1 callus in the area not treated with ABA remained alive. The photograph in Fig. 4 shows the state of growth of plant bodies 25 days after the dried calluses were placed on MS basal media. These calluses were treated with ABA on the agar and dry-stored for 14 days. Fig. 4 shows, from left to right, the state of growth of plant bodies from the ABA 0 M-, 10^{-6} M-, 10^{-5} M- and 10^{-4} M-treated calluses.

Thus, more calluses survived when they were dried on paper filters rather than on the agar. In the first case, 10 calluses survived in the ABA 10^{-6} M-treated area, while in the latter case only 1 survived in the area not treated with ABA. Five to 6 days were required for the calluses on both paper filters and agar to dry, and no difference was observed between treated and non-treated areas.

Experiment III:

Plant body reproduction by dried adventitious embryos

(1) Method of experiment:

Torpedo-shaped adventitious embryos 0.5 mm or longer but shorter than and those 1 mm or longer but shorter than 2 mm, as well as young seedlings between 5 mm and 8 mm, were separated from the calluses that had been transplanted in a MS basal medium 2 to 3 weeks earlier by using a stereoscopic microscope. These adventitious embryos and young seedlings were then dried using the same method as in Experiment I, except that a

paper filter of 35 mm in diameter was used for the present experiment. The adventitious embryos and the young seedlings all reached a dry state about 12 hours after the beginning of the drying operation. Subsequently, 1.5 days after they became dry, the dried adventitious embryos and young seedlings together with the paper filter were placed directly in small plates (60 mm x 15 mm) containing 20 ml of MS basal medium. No ABA treatment was performed prior to the drying in the present experiment.

(2) Results of the experiment:

Table 6 shows the number of reproduced plant bodies from the dried torpedo-shaped adventitious embryos and young seedlings that were placed in MS basal media for 2 weeks.

Table 6

Total length of Adventitious Embryos/Young Seedlings	0.5 mm = < 1 mm	1 mm = < 2 mm	5mm = = 8 mm
Number of Sample Adventitious Embryos	40	20	16
Number of Reproduced Adventitious Embryos	14 (12)	(12)	[5]

The numbers in brackets () indicate those adventitious embryos that remained white 2 weeks later without a sign of growth, while the numbers in square brackets [] indicate the number of bodies that were alive with white leaves and root tips. The remaining embryos turned brown.

As is clearly shown in Table 6, 26 out of 40 bodies (65%) were alive after being placed in a MS basal medium in the case of adventitious embryos as long as or longer than 0.5 mm but shorter than 1 mm. Of those survivors, 14 bodies (35% of sample bodies) became young seedlings. Therefore, it is confirmed that dried adventitious embryos without the ABA treatment survive. The photograph in Fig. 5 shows the result of 2 weeks' culture of dried torpedo-shaped adventitious embryos shorter than 0.5 mm [translator's comment: this should read 1 mm] before drying. The black parts indicate growing bodies. After 5 weeks the remaining 12 bodies stayed white and showed no signs of growth.

On the other hand, the 14 bodies that had begun growing continued to grow and became young seedlings 5 weeks after they were placed in an MS medium (3 weeks after the state in Fig. 5) as shown in the photograph in Fig. 6. Also, 12 out of 20 of the adventitious embryos as long as or longer than 1 mm but shorter than 2 mm remained white and showed no signs of growth even after 5 weeks. As well, the young seedlings whose leaves and root tips were white did not grow.

Experiment IV:

(1) Method of experiment

Soft, yellowish-white calluses were cultured for 30 days in MS basal media containing 0, 10^{-6} , 10^{-5} , and 10^{-4} M ABA and dried in deep plates containing silica gel (water content: 4%). In the present experiment, one group of calluses was dried rapidly (8 to 10 hours), while the other group of calluses was dried slowly (30 to 36 hours). These calluses with different drying time were stored for 1, 4, or 8 weeks before being placed directly in MS agar media in groups of 4 for observation.

(2) Results of the experiment

Tables 7, 8, and 9 show the reproduction rate of plant bodies dry-stored for 1, 4, or 8 weeks.

Table 7

Dry-Storage Period: 1 week									
ABA Concentration (M)	Drying Time: 8 to 10 Hours				Drying Time: 30 to 36 Hours				
0	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-6}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-4}	±	±	±	±	+++	+++	+++	++	

Table 8

Dry-Storage Period: 4 week									
ABA Concentration (M)	Drying Time: 8 to 10 Hours				Drying Time: 30 to 36 Hours				
0	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-6}	+++	+++	++	+	+++	+++	+++	+++	
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	
10^{-4}	+++	+	+	+	+++	+++	+++	+	

Table 9

Dry-Storage Period: 8 week								
ABA Concentration (M)	Drying Time: 8 to 10 Hours				Drying Time: 30 to 36 Hours			
0	+++	+++	+	+	+++	+++	+++	+++
10^{-6}	+++	+++	++	+	+++	+++	+++	+++
10^{-5}	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++	+++
10^{-4}	+++	+	+	+	+++	+++	+++	+

In the tables above, +++ indicates that a number of seedlings were reproduced and ++ indicates a few seedlings were reproduced, while + indicates that only 2 or 3 seedlings were reproduced and ± means that the calluses remained white and did not produce seedlings. Tables 7 and 8 show the number of calluses that survived and reproduced 3 weeks after the dried calluses were placed in MS agar media. During this period the temperature was kept at 27°C. Table 9 shows the number of calluses that survived and reproduced 2 weeks after the dried calluses were placed in MS agar media. During this period the temperature was kept at 27°C.

As is clearly shown in Tables 7, 8, and 9, a large number of plant bodies were reproduced from the calluses that had been dried slowly for 30 to 36 hours, without much depending on the ABA treatment they had received. This shows that carrot adventitious embryos can withstand a long-term storage.

Experiment V:

(1) Method of experiment

Soft, yellowish-white calluses were cultured for 2 weeks in MS basal media containing 0, 10^{-6} , 10^{-5} , and 10^{-4} M ABA and dried for 12 hours in deep plates containing silica gel in the same manner as in Experiment IV. These calluses were stored for 1 week or 10 months before being directly placed in MS agar media for observation.

(2) Results of the experiment

Tables 10 and 11 show the reproduction rate of plant bodies dry-stored for 1 week or 10 months.

Table 10

Dry-Storage Period	1 Week	
ABA Concentration (M)	Number of Sample Calluses	Number of Survivor Calluses
0	30	26
10^{-6}	30	26
10^{-5}	30	30
10^{-4}	30	27

Table 11

Dry-Storage Period	10 Months				
ABA Concentration (M)	Number of Sample Calluses	Number of Survivor Calluses			
		1 Week	2 Weeks	3 Weeks	4 Weeks
0	27	0	3	4	6
10^{-6}	30	0	5	6	8
10^{-5}	30	0	12	12	15
10^{-4}	3	0	8	10	10

Table 10 shows the number of calluses that survived and reproduced at a temperature of 27°C 2 weeks after the calluses that had been stored for 1 week were placed in MS agar media. Table 11 shows the number of calluses that survived and reproduced at a temperature of 27°C 1, 2, 3, or 4 weeks after the calluses that had been stored for 10 months were placed in MS agar media. It is observed that the effect of ABA treatment increases as the dry-storage period becomes longer.

As is demonstrated by Experiments I through V, the adventitious embryos that exist in calluses withstand the drying treatment well and can be stored for at least 10 months if the ABA treatment is applied. The dry-storage is still presently under way and it is surmised that the adventitious embryos in dried calluses can withstand a considerably long storage. Furthermore, it has been confirmed that 35% of torpedo-shaped adventitious embryo samples having an embryo as long as or longer than 0.5 mm but shorter than 1 mm, which were dried after being separated from calluses, produced plant bodies.

[Effect of the invention]

As described above in detail, it is now possible according to the present invention to offer an excellent method of manufacturing synthetic seeds that can be stored for a long period of time by drying adventitious embryos, while, conventionally, such a long-term storage has been impossible.

4. BRIEF EXPLANATION OF FIGURES

Fig. 1 shows a photograph of the state of living beings reproduced from a callus that was dried after being cultured in ABA 10^{-5} M for 3 days. Figs. 2 and 3 are photographs showing the state of living beings reproduced from calluses that were dried and stored for 6 and 14 days respectively after being treated with ABA on paper filters. Fig. 4 is a photograph showing the state of living beings reproduced from calluses that were dried and stored for 14 days after being treated with ABA on agar. Figs. 5 and 6 are photographs showing the state of living beings 2 weeks and 5 weeks respectively after torpedo-shaped adventitious embryos were dried and placed on MS basal media.

Attorney for the application: Takehiko Suzue, patent attorney

Fig. 1

Fig. 2

Fig. 3

Fig. 4

Fig. 5

Fig. 6